

## فراوانی مقاومت آنتیبیوتیکی و ژن CTX-M در اشرشیا کلی جدا شده از عفونت ادراری بیماران سرپایی در کرمانشاه

مهرداد خدادوست<sup>۱</sup>، دکتر علیشا اکیا<sup>۲\*</sup>، سید منصور آل طه<sup>۳</sup>، شیرین اداباقر<sup>۴</sup>

تاریخ دریافت ۱۳۹۱/۱۲/۰۵ تاریخ پذیرش ۱۳۹۱/۰۲/۱۵

### چکیده

**پیش زمینه و هدف:** عفونت مجاری ادراری (UTI) یکی از شایع‌ترین عفونت‌های باکتریایی است و اشرشیاکلی از حدود ۷۵ تا ۹۰ درصد از موارد UTI جدا شده است. از طرفی وقوع UTI کسب شده از جامعه ناشی از جدایه‌های E.coli مولد بتالاکتماز با طیف گسترده (ESBL) به ویژه CTX-M در صورت جهانی در حال افزایش است. هدف از این مطالعه بررسی مقاومت آنتیبیوتیکی، فراوانی جدایه‌های مولد ESBL و نیز ژن CTX-M در جدایه‌های اشرشیاکلی جدا شده از عفونت ادراری بیماران سرپایی بود.

**مواد و روش‌ها:** در این مطالعه از نمونه ادراری بیماران سرپایی، ۱۴۰ جدایه اشرشیاکلی جدا شد. تست تعیین حساسیت نسبت به ۱۰ آنتیبیوتیک منتخب توسط روش انتشار از دیسک در محیط جامد انجام گرفت. سپس با استفاده از آزمون فنوتیپی جدایه‌های تولید کننده ESBL شناسایی گردیدند. در نهایت با استفاده از روش PCR ژن blaCTX-M در جدایه‌های تولید کننده ESBL مشخص شد. یافته‌ها: از ۱۴۰ جدایه، به ترتیب ۸۱/۴۳ و ۶۲/۱۳ درصد آن‌ها به آمپیسیلین و کوتیریموکسازول مقاوم بودند، اما ۱۰۰ درصد جدایه‌ها نسبت به ایمپینم حساس بودند. همچنین ۳۴ جدایه (۲۴/۲۸٪ از جدایه‌ها) تولید کننده ESBL بودند. در آزمایش PCR، ژن blaCTX-M در ۳۰ (۸۸٪) جدایه‌های مولد ESBL یافت شد.

**نتیجه‌گیری:** مقاومت به آنتیبیوتیک‌های مختلف بتالاکتم به خصوص سفالسپورین‌های نسل سوم یک نگرانی جدی است. تولید ESBL به ویژه در جدایه‌های بیماران سرپایی، تهدیدی بزرگ برای مصرف سفالسپورین‌های طیف گسترده است. با توجه به حضور ژن blaCTX-M در درصد بالایی از این جدایه‌ها، مطالعات بیشتر مولکولی و اپیدمیولوژیکی در باکتری‌های پاتوژن در این منطقه لازم به نظر می‌رسد.

**کلیدواژه‌ها:** عفونت ادراری، اشرشیاکلی، CTX-M

مجله پزشکی ارومیه، دوره پیست و چهارم، شماره پنجم، ص ۳۲۸-۳۱۸، مرداد ۱۳۹۲

**آدرس مکاتبه:** کرمانشاه، بلوار شهید شیروodi، خیابان دانشگاه، دانشکده پزشکی، گروه میکروب‌شناسی، کد پستی ۶۷۱۴۸۶۹۹۱۴، تلفن: ۰۸۳۱-۴۲۷۴۶۱۸  
Email: aakya@kums.ac.ir

### مقدمه

می‌کنند. عفونت ادراری همچنین شایع‌ترین نوع عفونت بیمارستانی و دومین علت مرگ بر اثر عفونت‌های بیمارستانی می‌باشد (۱). در آمریکا عفونت ادراری سالانه ۸-۷ میلیون بیمار سرپایی را درگیر می‌کند و بیش از یک سوم موارد عفونت‌های بیمارستانی را شامل می‌شود (۲).

عفونت مجاری ادراری<sup>۱</sup> شایع‌ترین بیماری ادراری - تناولی و دومین عفونت شایع در اطفال می‌باشد (۱). عفونت ادراری یکی از شایع‌ترین علل مراجعات بیماران سرپایی به مراکز پزشکی است که گاهی به دلیل و خامت حال عمومی و یا وجود یک زمینه ناتوان کننده در شخص، نیاز به بستری پیدا

<sup>۱</sup> دانشجوی کارشناسی ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات اراک، گروه میکروب‌یولوژی، اراک، ایران

<sup>۲</sup> استادیار میکروب شناسی پزشکی، مرکز تحقیقات عفونت‌های بیمارستانی، دانشگاه علوم پزشکی کرمانشاه (نویسنده مسئول)

<sup>۳</sup> دانشجوی کارشناسی ارشد، گروه میکروب شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کرمانشاه، ایران

<sup>۴</sup> کارشناس میکروب شناسی، گروه میکروب شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کرمانشاه، ایران

<sup>۵</sup> urinary tract infection (UTI)

نوع ESBL را در این نواحی تشکیل می‌دهند (۱۴). در گزارشات اخیر تیپ‌های CTX-M در میان سویه‌های E.coli جدا شده از عفونت مجاری ادراری بیماران سرپایی افزایش یافته است (۱۵). لذا هدف از این مطالعه بررسی الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی، فراوانی ESBL و ژن CTX-M در میان جدایه‌های اشريشياکلي جدا شده از عفونت ادراری بیماران سرپایی بود.

## مواد و روش‌ها

در این مطالعه، نمونه‌های ادراری طی ۶ ماه از آذرماه ۱۳۹۰ تا اردیبهشت ماه ۱۳۹۱ از کلینیک ویژه دانشگاه علوم پزشکی کرمانشاه جمع آوری شدند. ابتدا به بیماران آموزش داده شد که چگونه نمونه‌های ادرار میانی (midstream) را جمع آوری کنند. برای این کار از ظروف پلاستیکی استریل با درب گشاد استفاده شد. عفونت ادراری به صورت وجود تعداد<sup>۱</sup> ۱۰<sup>۵</sup> یا بیشتر باکتری اشريشياکلي در هر میلی لیتر حجم ادرار در افراد مشکوک از نظر عفونت در نظر گرفته شد (۱۶). از طرفی اطلاعات بیماران از طریق پر کردن پرسشنامه و مصاحبه با بیمار یا خانواده وی از نظر جنس، سن، سابقه عفونت ادراری، سابقه مصرف آنتی‌بیوتیک، بیماری زمینه و سابقه بستری در بیمارستان در ۳ ماه گذشته بررسی شد. پس از جمع آوری نمونه‌های ادراری و آزمایش آن‌ها، تعداد ۱۴۰ میانیه (آکسیداز، سیمون سیترات، اوره آز، فنیل آلاتین دامیناز، لیزین دکربوکسیلاز، MRVP، SIM، TSI) جدا شده شدند (۱۷). سپس جدایه‌های E.coli را در دمای ۷۰-۷۰ درجه سانتی‌گراد و در محیط نگهدارنده تریپتیکس سوی براث حاوی گلیسرول<sup>۲</sup> (Merck, Germany) نگهداری شدند.

بررسی الگوی حساسیت آنتی‌بیوتیکی با روش diffusion disk Clinical and Laboratory (CLSI) با استفاده از دیسک‌های آنتی‌بیوتیکی شرکت MAST England (Merseyside) شامل سفتراکسون(30µg)، جنتامیسین(10µg)، توبرا مایسین(10µg)، کوتريموکسازول(25µg)، سفتازیدیم(30µg)، سفوتاکسیم(30µg) و آزترونام(30µg)، آمپی سیلین(10µg)، ایمی پنم(10µg) و سپروفلوكسازین(30µg) انجام شد (۱۸). برای انجام diffusion ابتدا سوسپانسیون میکروبی معادل نیم مک فارلن از کلنجی‌های ۱۸ ساعته تهیه و سپس با سوپ استریل روی سطح محیط مولرهینتون آگار (Merck, Germany) کشت داده شد و

در اکثر مقالات و کتب مرجع اشريشياکلي<sup>۱</sup> (E.coli) به عنوان شایع‌ترین علت عفونت ادراری در سطح جامعه معروفی شده است (۳).

با پیدایش آنتی‌بیوتیک‌های جدید و رواج استفاده از آن‌ها، مقاومت‌های باکتریایی در برابر این داروها پدیدار شده است (۴). سویه‌های مقاوم به آنتی‌بیوتیک‌های جدید نه تنها در بیماران بستری بلکه در بین افراد جامعه نیز شیوع یافته‌اند (۵). در عفونت مجاری ادراری درمان اولیه آنتی‌بیوتیکی معمولاً به صورت تجریبی انجام می‌شود و کمتر دسترسی به اطلاعات دقیق و به روز از الگوی حساسیت آنتی‌بیوتیکی سویه‌های منطقه‌ای وجود دارد. امروزه مقاومت‌های دارویی در میان عوامل ایجاد‌کننده عفونت‌های ادراری به طور جهانی افزایش یافته است (۶). نوع آنتی‌بیوتیک انتخابی برای درمان تجربی عفونت مجاری ادراری در حال حاضر مورد بحث است، چون هم اکنون ۵۰-۲۰ درصد از سویه‌های E.coli حتی در کشورهای توسعه یافته به آنتی‌بیوتیک‌های خط اول درمان مقاوم شده‌اند (۷).

روش‌های مختلفی توسط باکتری‌ها به کار گرفته می‌شود تا از اثرات زیان بار آنتی‌بیوتیک‌ها مصون بمانند. یکی از مهم‌ترین این مکانیسم‌ها که در باکتری‌های گرم منفی علیه آنتی‌بیوتیک‌های بتالاکتام به کار گرفته می‌شود، تولید آنزیمه‌های بتالاکتاماز است (۸). این آنزیمه‌ها از طریق هیدرولیز هسته مرکزی آنتی‌بیوتیک‌های بتالاکتام باعث غیر فعال شدن آن‌ها می‌شوند. استفاده از آنتی‌بیوتیک‌های جدید از قبیل سفالوسپورین‌های طیف گسترد و آزترونام در درمان عفونت‌های باکتریایی منجر به بروز دسته جدیدی از این آنزیمه‌ها به نام بتالاکتامازهای طیف گسترد (ESBL)<sup>۲</sup> شده است (۹). از طرفی وقوع عفونت مجاری ادراری کسب شده از جامعه ناشی از سویه‌های اشريشيا کلى مولد ESBL به طور جهانی در حال افزایش است و این سویه‌ها به طور افزاینده‌ای به داروهای ضد میکروبی بتا لاکتام مقاوم شده‌اند (۱۰). ژن‌های ESBL معمولاً بر روی پلاسمیدهای حاوی این آنزیمه‌ها، ژن‌های مقاومت به سایر آنتی‌بیوتیک‌ها را نیز با خود حمل می‌کنند (۱۱).

در سال‌های اخیر خانواده جدیدی از بتالاکتامازهای طیف گستردہ بنام CTX-M که ترجیحاً سفوتاکسیم را هیدرولیز می‌نمایند، شناسایی شده‌اند (۱۲) که غالباً در اشريشيا کلى و کلبسیلا گزارش شده اما در سایر انترباکتریاسه‌ها نیز دیده شده‌اند (۱۳). در دهه اخیر ESBL های نوع CTX-M جایگزین انواع SHV و TEM در اروپا، کانادا، آسیا و آفریقا شده، و شایع‌ترین

<sup>۱</sup> Escherichia coli

<sup>۲</sup> Extended-spectrum beta-lactamase

<sup>۳</sup> Trypticase Soy Broth

CTX- M F: 5'-

TTT GCGAT GTG CAGT ACCAGTAA-3'

CTX- MR: 5'-

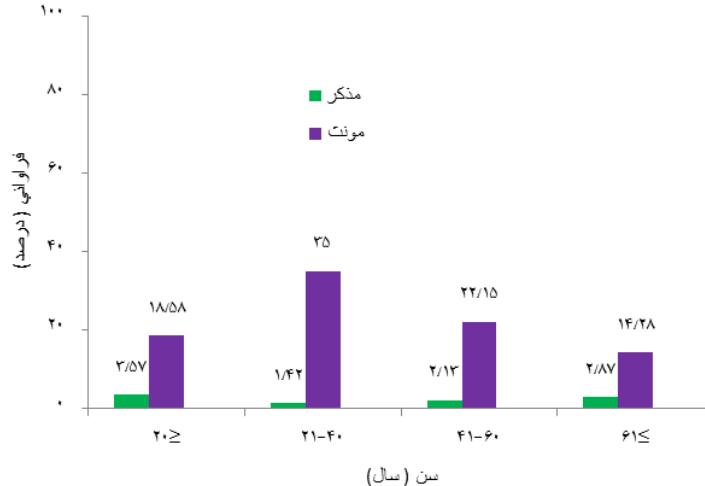
CGATATCGTGGTGGTGCCATA-3'

واکنش PCR در حجم نهایی  $1\mu\text{l}$  در طی ۳۰ سیکل، شامل: مرحله اولیه باز شدن دو رشته DNA به مدت ۳ دقیقه در دمای  $95^{\circ}\text{C}$ ، مرحله باز شدن دو رشته به مدت ۲۵ ثانیه در  $94^{\circ}\text{C}$  مرحله اتصال پرایمرها به مدت ۳۰ ثانیه در دمای  $51^{\circ}\text{C}$  مرحله طویل شدن رشته هدف به مدت ۴۰ ثانیه در دمای  $72^{\circ}\text{C}$  و مرحله طویل شدن نهایی به مدت ۳ دقیقه در دمای  $72^{\circ}\text{C}$  انجام شد. محصول PCR (544 bp) بعد از الکتروفورز بر روی ژل آگارز ۱ درصد، مورد ارزیابی قرار گرفت. سپس محصول PCR توالی<sup>۹۹</sup> (Applied Biosystem ABI3130, USA) شد و نتیجه آن با استفاده از نرم افزار BLAST (http://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi//blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi) آنالیز گردید. در پایان داده‌ها جمع آوری شده و وارد نرم افزار SPSS (Version 11/5) شد و نتایج گردید و نتایج به دست آمده به وسیله شاخص‌های آماری (شاخص‌های مرکزی) تحلیل شد.

### یافته‌ها

از ۱۴۰ جدایه اشريشیا کلی مورد بررسی، ۱۲۵ (۸۹/۳٪) نمونه از زنان و ۱۵ (۱۰/۷٪) نمونه از مردان به دست آمد. میانگین سنی بیماران ۳۶/۹ سال بود. توزیع جنسی و سنی بیماران مورد مطالعه در نمودار (۱) نشان داده شده است.

بعد از گذشت ۱۵ دقیقه، دیسک‌های آنتی بیوتیکی را روی سطح محیط قرار دادیم. بعد از گذشت ۱۵ دقیقه بعد از قرار دادن دیسک‌ها، پلیت‌ها در دمای ۳۵-۳۷ درجه سانتی گراد به مدت ۱۸-۱۶ ساعت انکوبه گردیدند. قطر هاله عدم رشد با خط اندازه گیری و تفسیر آن با توجه به جداول استاندارد CLSI تعیین شد (۱۸). در ضمن از سویه استاندارد 25922<sup>۱</sup> E.coli ATCC به منظور کنترل کیفی استفاده شد. جدایه‌هایی که قطر هاله عدم رشد آن‌ها حداقل برای یکی از آنتی بیوتیک‌های سفتازیدیم، سفوتاکسیم، سفترياکسون و آزترونام به ترتیب ۲۷، ۲۲، ۲۵ و ۲۷ میلی متر و یا کمتر بود از نظر حضور ESBL بررسی شدند (۱۸). برای تایید تولید ESBL در ارگانیسم‌های کاندید از تست فنوتیپی تائیدی (phenotypic confirmatory tests) استفاده شد. در این روش از دیسک‌های ترکیبی شامل سفتازیدیم (30 µg) + کلاولانیک اسید (10 µg) و سفوتاکسیم (30 µg) میلی متر (MAST England (Merseyside) (µg 10) اسید) هیبتون آکار (Germany, Merck) استفاده شد. در صورتی که قطر هاله عدم رشد باکتری اطراف دیسک ترکیبی، حداقل ۵ میلی متر یا بیشتر از قطر هاله عدم رشد دیسک منفرد همان آنتی بیوتیک بود، به عنوان جدایه مولد ESBL قلمداد گردید (۱۸). از سویه استاندارد 35218 E.coli ATCC 35218 به منظور کنترل کیفی جدایه‌های مولد ESBL استفاده شد. برای انجام واکنش زنجیره پلیمراز (PCR) ابتدا DNA جدایه‌ها به روش جوشانیدن (boiling) استخراج و از یک جفت پرایمر (شرکت سینا کلون) برای تعیین حضور زن بتالاکتمازی CTX-M با توالی زیر استفاده شد (۱۹):



نمودار شماره (۱): توزیع دموگرافیک بیماران بر حسب سن و جنس

<sup>۱</sup> American type culture collection

<sup>۲</sup> Polymerase chain reaction

(%) ۳۱/۵ نیز برای کنترل به آزمایشگاه مراجعه کرده بودند و به طبع عالماتی نداشتند. همچنین در جدول(۱) نشان داده شده است که بیمارانی که سابقه عفونت ادراری داشته‌اند درصد بیشتری دارای ژن CTX-M بوده‌اند و بقیه علائم ادراری تقریباً بر فراوانی شیوع ژن CTX-M تأثیر نسبتاً کمی داشته‌اند.

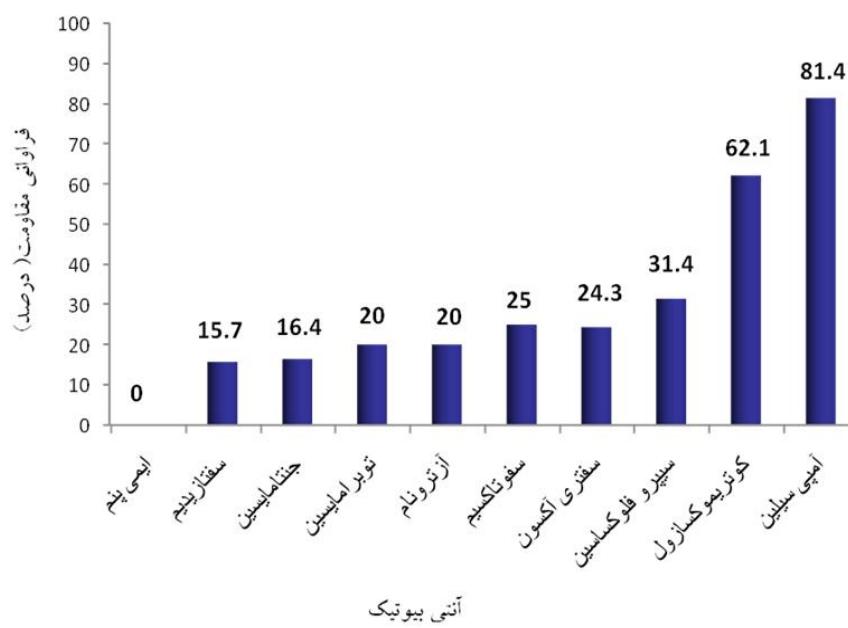
از ۱۴۰ بیمار، ۷۴ نفر (%) ۵۳ سابقه قبلی ابتلا به عفونت ادراری را داشتند، ۳۸ نفر(%) ۲۷/۱۴ دارای درد پهلو، ۳۶ نفر(%) ۲۵/۷ سوزش ادرار و ۳۴ نفر (%) ۲۴/۲ دارای تکرر ادرار بودند. همچنین در این مطالعه ۲۴ نفر (۱۷%) در طی یک ماه قبل از انجام آزمایش سابقه مصرف آنتی‌بیوتیک داشتند و ۴۴ نفر

**جدول شماره (۱):** رابطه بین علائم عفونت ادراری و فاکتورهای خطر ساز با شیوع ژن CTX-M

علائم و فاکتورهای خطر ساز	فرافر	شیوع ژن CTX-M
سابقه عفونت ادراری	۱۸	% ۱۲/۸۵
صرف آنتی‌بیوتیک	۷	% ۵
درد پهلو	۵	% ۳/۶
تکرر ادرار	۳	% ۲/۱۴
سوزش ادرار	۳	% ۲/۱۴
بی قراری	۰	۰
بدون علامت	۱۲	% ۹

شد(نمودار ۲). همچنین در این مطالعه فراوانی جدایه‌های مقاوم به چند دارو زیاد بود به طوری که ۳۹/۶۰ درصد از جدایه‌ها به سه یا بیشتر از سه آنتی‌بیوتیک مقاوم بودند.

در آزمون حساسیت آنتی‌بیوتیکی جدایه‌ها حداکثر میزان مقاومت نسبت به آمپی‌سیلین (یا %۸۱/۴۳ مقاومت) و حداقل میزان مقاومت نسبت به ایمی پنم(با ۱۰۰ % حساسیت) مشاهده



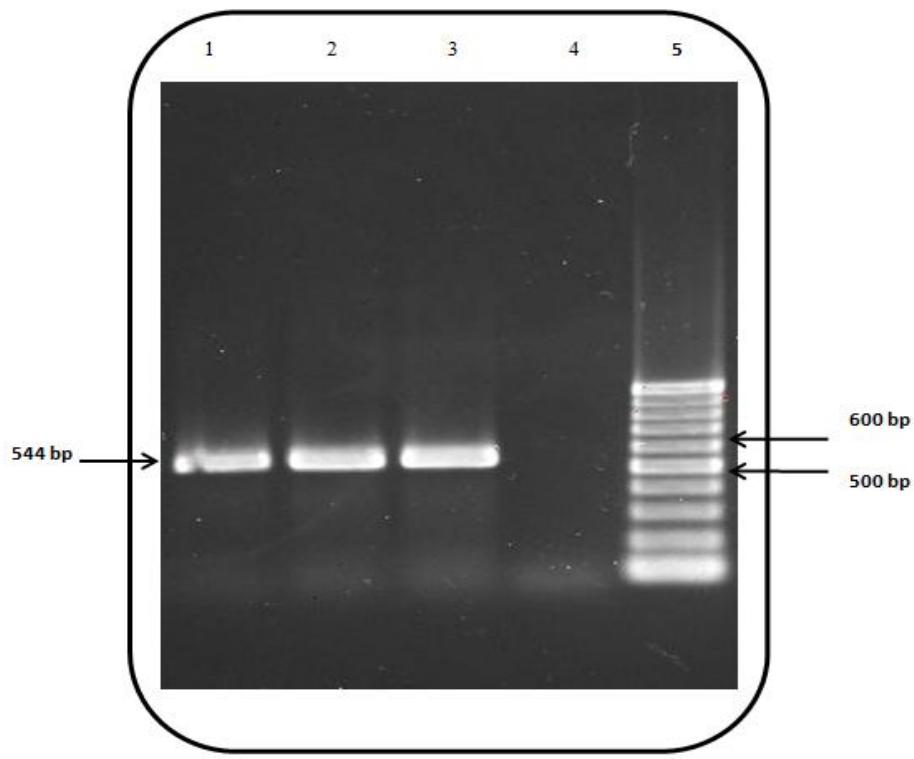
نمودار ۲: مقاومت آنتی‌بیوتیکی جدایه‌های اشريشياکلی

جنسيت بیماران، ۲۴ (۸۰%) نفر در بیماران مؤنث و ۶ (۲۰%) نفر در بیماران مذکر یافت شد. در نهایت محصول PCR ژن CTX-M تعیین توالی شد و توالی در نرم افزار BLAST مورد بررسی قرار

در ۲۸/۲۴ (%) جدایه تولید کننده ESBL بودند و در آزمایش PCR برای ژن CTX-M ۳۰ (۸۸%) جدایه‌های مولد ESBL حاوی این ژن بودند (شکل ۱). توزیع CTX-M از نظر

نرمافزار BLAST همومولژی کامل با توالی به دست آمده داشت و نتایج PCR را تایید کرد.

گرفت. که این توالی‌ها دارای تشابه با نمونه کنترل بود و در



شکل شماره (۱): الکتروفورز محصول PCR برای زن CTX-M ردیف ۱ و ردیف ۲: نمونه‌های PCR مثبت زن CTX-M ردیف ۳: کنترل مثبت زن CTX-M ، ردیف ۴: کنترل منفی، ردیف ۵: مارکر 100bp DNA ladder شرکت سازنده ذکر شود)

همچنین سابقه قبلی عفونت و نیز آسیب‌های دستگاه ادراری در گذشته باشد (۲۲).

در مطالعه ما بر اساس نمودار ۲ مقاومت به آمپیسیلین بالا بود، که با نتایج سایر مطالعات تطابق داشت، به طوری که در ایران E.coli و سایر نقاط جهان تحقیقات انجام شده بر روی جدایهای ادراری بیماران سرپایی و بستری، مقاومت ۷۷ درصدی را برای آمپیسیلین در سال ۱۳۸۸ در بیماران سرپایی و بستری کرمانشاه (۲۳) مقاومت ۹۸/۵ درصدی در بیماران سرپایی و بستری تهران سال ۱۳۸۷ (۲۴)، مقاومت ۸۰ درصدی در بیماران سرپایی جهرم سال ۱۳۸۸ (۲۵)، و مقاومت ۹۹ درصدی در بیماران سرپایی و بستری خراسان سال ۱۳۸۵ (۲۶) را برای آمپیسیلین گزارش شده است. همچنین در پژوهشی در هندوستان سال ۲۰۰۵ بیماران سرپایی ۷۵ درصد (۲۷) و در کره جنوبی سال ۲۰۰۹ بیماران سرپایی ۶۰ درصد (۲۸) مقاومت به آمپیسیلین مشاهده هر چند در کشورهای پیشرفته مقاومت نسبت به آمپیسیلین وجود دارد، اما میزان مقاومت نسبت به کشورهای در حال توسعه کمتر است،

اشریشیاکلی یکی از باکتری‌های روده‌ای در دستگاه گوارش انسان است و سویه‌هایی از این ارگانیسم که از نظر ژنتیکی با فلور طبیعی روده متفاوت هستند باعث ایجاد بیماری‌های خارج روده‌ای از جمله عفونت مجاری ادراری به ویژه در خانم‌ها می‌شوند (۲۰). در مطالعه ما اکثریت بیماران مبتلا به عفونت ادراری را افراد مؤنث تشکیل می‌دادند و تنها نزدیک به ۵۵ درصد بیماران افراد مذکور بودند. تفاوت معنی‌داری بین میزان ابتلای دو جنس مؤنث و مذکور وجود دارد که با مطالعات سایر محققین در نقاط مختلف دنیا هم‌خوانی دارد (۲۱). از نظر ترکیب سنی بیماران بر اساس نمودار ۱، افرادی که در گروه سنی جوان (۲۱-۴۰ سال) بودند بیشترین فراوانی (۴۲/۳۶٪) را داشتند که به نظر می‌رسد این درصد بالا نسبت به گروه‌های سنی دیگر به دلیل افزایش فعالیت جنسی و همچنین بارداری خانم‌ها در این گروه سنی باشد. علاوه بر این گروه، گروه سنی ۴۱-۶۰ سال با فراوانی ۳/۲۴ درصد در رتبه دوم قرار داشت، که احتمالاً می‌تواند به دلیل تضعیف سیستم ایمنی و

دارویی با توجه به کارایی بالا و طیف گسترده اثر رایج‌ترین داروها در درمان عفونت هستند، اما نتایج این مطالعه و سایر مطالعات مشابه روند افزایشی مقاومت به این داروها در کشور ما را نشان می‌دهند و به نظر می‌رسد باید تمهدات لازم برای جلوگیری از افزایش مقاومت انجام شود. بر اساس نمودار ۲ مقاومت نسبت به آمینوگلیکوزیدها در مطالعه ما پایین بود اما چون این داروها به صورت تزریقی هستند کمتر در درمان بیماران سرپایی بکار می‌روند، از طرفی مقاومت نسبت به سیپروفلوكسازین نیز نسبتاً بالا بود.

بر اساس نمودار ۲ در نهایت بیشترین حساسیت نسبت به ایمی پنم مشاهده شد که با نتایج سایر مطالعات در ایران و دیگر نقاط جهان تطابق داشت. بطوريکه در ایران و سایر نقاط جهان تحقیقات انجام شده بر روی جدایههای E.coli ادراری، تهران سال ۱۳۸۷ در بیماران سرپایی و بستری (۳۵)، کرمانشاه سال ۱۳۸۸ در بیماران سرپایی و بستری (۲۳)، زنجان سال ۱۳۸۷۸ در بیماران سرپایی و بستری (۳۷) و کرمان سال ۱۳۸۷۸ در بیماران بستری (۳۶)، همانند مطالعه ما ۱۰۰ درصد حساسیت را برای ایمی پنم گزارش کردند. در کشورهای دیگر هم حساسیت بالا نسبت به ایمی پنم مشاهده شده است بطوريکه در دو مطالعه در بیماران بستری یونان سال ۲۰۰۸ و هندوستان بیماران سرپایی سال ۲۰۰۵ حساسیت نسبت به ایمی پنم ۱۰۰ درصد گزارش شد (۲۹). در مطالعه‌ای در بیماران سرپایی و بستری آمریکای لاتین ۲۷ سال ۲۰۰۶ روی ۶۱۱ نمونه ادراری انجام شد، اشریشیاکلی از ۶۶ درصد نمونه‌ها جدا شد و کمترین مقاومت نسبت به ایمی پنم (صفرا درصد) مشاهده شد (۳۸)، که به نظر می‌رسد ایمی پنم داروی انتخابی در درمان عفونت مجاری ادراری باشد. از طرفی بیمارانی که مبتلا عفونت با عوامل عفونت‌زای تولید کننده ESBL هستند علاوه بر مقاومت نسبت به باتالاکتامهای برخوردار از طیف اثر گسترده غالباً نسبت به سایر آنتی‌بیوتیک‌ها نیز مقاومت نشان می‌دهند (۱۱).

در این مطالعه درصد بالایی از جدایههای مولد ESBL (۸۸٪) CTX-M مثبت بودند. مطالعات مختلفی در ایران و سایر نقاط جهان بر روی جدایههای E.coli ادراری بیماران سرپایی و بستری انجام شده بود، بطوريکه مطالعه‌ای در بیماران سرپایی و بستری تهران (۲۰۰۹) ۳۷/۸ درصد از جدایههای ESBL مثبت دارای ژن CTX-M بودند (۳۹)، و در بیماران بستری مازندران سال ۱۳۸۹ شیوع ۷۰ درصدی ژن CTX-M گزارش شد (۴۰)، که به نظر می‌رسد میزان شیوع این ژن سیر افزایشی دارد. در بیماران بستری هندوستان سال ۲۰۰۸ CTX-M با شیوع ۸۵/۴ درصدی رایج‌ترین ژن ESBL بوده است (۴۱). مطالعه‌ای در بیماران سرپایی ترکیه

به طوری که در مطالعه بیماران بستری در یونان سال ۲۰۰۸ مقاومت نسبت به آمی‌سیلین حدود ۵۰ درصد گزارش شده است (۲۹)، در ترکیه نیز سال ۲۰۰۶، ۷۴ درصد مقاومت نسبت به این آنتی‌بیوتیک در بیماران سرپایی و بستری گزارش شد (۳۰). در این پژوهش بر اساس نمودار ۲ در بین جدایههای مورد بررسی پس از آمی‌سیلین بیشترین میزان مقاومت نسبت به کوتريموکسازول مشاهده شد که نتیجه به دست آمده با سایر مطالعات هم‌خوانی دارد. به طوری که مطالعه در ایران و سایر نقاط جهان تحقیقات انجام شده بر روی جدایههای E.coli ادراری بیماران سرپایی و بستری، در بیماران بستری مشهد سال ۱۳۸۸ ۵۵ درصد نسبت به این آنتی‌بیوتیک مقاومت مشاهده شد (۳۱) و همچنین در بیماران سرپایی کرمان سال ۱۳۸۷ ۶۲/۳۲ درصد (۳۲)، در بیماران سرپایی و بستری اصفهان سال ۱۳۸۸ ۵۹/۲ درصد (۳۳) و در بیماران سرپایی و بستری تهران سال ۱۳۸۷ ۶۲/۲ درصد (۲۴) گزارش کردند. از طرفی در ترکیه در بیماران سرپایی و بستری سال ۲۰۰۶ ۶۱ درصد مقاومت نسبت به این آنتی‌بیوتیک مشاهده شد (۳۰). در دهه گذشته استفاده نامناسب از آمی‌سیلین و کوتريموکسازول باعث افزایش مقاومت نسبت به این داروها شده است (۳۴). نتایج این تحقیق با رژیم درمانی که توسط سازمان بهداشت جهانی در سال ۲۰۰۷ منتشر شد و کوتريموکسازول و آمی‌سیلین را به عنوان داروی انتخابی عفونت مجازی ادراری معرفی کرده بود سازگاری ندارد (۳۰).

مقاومت آنتی‌بیوتیکی در بین جدایههای مورد بررسی برای سفتراکسون، سفوتاکسیم و سفتازیدیم نسبتاً پایین بود، که با نتایج سایر مطالعات هم‌خوانی دارد، به طوری که در ایران و سایر نقاط جهان تحقیقات انجام شده بر روی جدایههای E.coli ادراری، در بیماران بستری کرمان سال ۱۳۸۷، برای سفتراکسون ۳۰، سفتراکسیم ۲۸ و سفتازیدیم ۲۷ درصد مقاومت گزارش شده است (۳۲). در بیماران سرپایی و بستری تهران سال ۱۳۸۸ برای سفتراکسون ۳۰، سفتراکسیم ۳۲ و سفتازیدیم ۳۰ درصد (۳۵)، همچنین در کرمانشاه بیماران سرپایی و بستری سال ۱۳۸۸ برای سفتراکسون ۲۷/۵، سفتراکسیم ۲۷ و سفتازیدیم ۲۲/۵ درصد (۲۳) مقاومت گزارش شده است. در کشورهای پیشرفته‌تر که از لحاظ سطح بهداشت و برنامه ریزی از ما بهتر عمل کرده‌اند مقاومت نسبت به این آنتی‌بیوتیک‌ها کمتر از ایران است، به طوری که در چین سال ۲۰۰۵ در بیماران بستری به ترتیب برای سفتراکسیم و سفتازیدیم ۱۴/۶ و ۲/۷ درصد مقاومت گزارش شده است (۳۶). از طرفی در یونان سال ۲۰۰۸ در بیماران بستری حتی مقاومت کمتر بوده است، به طوری که مقاومت نسبت به سفتراکسیم ۳/۷ و سفتازیدیم ۴ درصد گزارش شده است (۲۹). این گروه

بر اساس نتایج این مطالعه، مقاومت به آنتیبیوتیک‌های مختلف به خصوص مقاومت به بتالاکتام‌ها و سفالوسپورین‌های نسل سوم یک معضل جدی رو به پیشرفت است. تولید ESBL تهدیدی بزرگ برای مصرف سفالوسپورین طیف گسترده به شمار می‌رود. بنابراین برای درمان عفونت‌هایی که عوامل ایجاد کننده آن احتمالاً تولید کننده ESBL‌اند، باید آنتیبیوتیک مناسب به دقت انتخاب شود. با توجه به نتایج مطالعه حاضر، زن‌های مولد بتالاکتام‌از CTX-M که تنها جزیی از خانواده بزرگ ESBL‌ها می‌باشد در سویه‌های اشرشیاکلی این منطقه شیوع بالایی دارند که ضرورت کنترل و پایش مصرف آنتیبیوتیک‌ها را نشان می‌دهد. بنابراین جهت شناخت بیشتر اپیدمیولوژی و میزان شیوع دیگر زن‌های مولد ESBL در این منطقه به مطالعات بیشتری نیاز است.

### سپاس و قدردانی

تمام افرادی ما را در انجام این طرح باری نمودند به خصوص پرسنل آزمایشگاه میکروب‌شناسی، آقای صفریان و آقای فروغی سپاسگزاری می‌نماییم.

### References:

1. Barratt M, Avner ED, Harmon WE. Pediatric nephrology. 4<sup>th</sup> ed. Pennsylvania: Lippincott, Williams& Wilkins; 2000. P. 158-67.
2. Talan DA, Naber KG, Paulo J, Elkharat D. Extended-release Ciprofloxacin for treatment of urinary tract infections. Actas Urol ESP 2004; 23: 54-66.
3. Sobel J, Kaye D. Urinary tract infections. In: Mandell G, Bennet J, Dolin R. principles & practice of infectious diseases. 5<sup>th</sup> ed. Churchill Livingstone; 2000.P.777-800.
4. Murray PR, Drew WL, Kobayashi GS, Thompson JH. Medical Microbiology (International Student Edition).Pub. USA: Wolfe Publishing; 2010. P.103-7.
5. Wiener J, Quinn JP, Bradford PA, Goering RV, Nathan C, Bush K, et al. Multiple antibiotic-resistant Klebsiella and E.coli in nursing homes. JAMA 1999; 281: 517-23.
6. Gupta K, Scholes D, Stamm WE. Increasing prevalence of antimicrobial resistance among

سال ۲۰۱۰، ۲۲ درصد دارای زن CTX-M بودند (۴۲). در بیماران سرپایی و بستری اسپانیا سال ۲۰۰۳ ۲۰۰۳ در جدایه‌های مولد ESBL فراوانی زن M CTX-M ۲۴ درصد بود (۴۳). در یک مطالعه ۲۰۰۳ تا ۲۰۰۶ انجام شد، که در میان جدایه‌های مولد ESBL، فراوانی CTX-M ۷۲ درصد بود (۴۴). نتیجه مطالعه ما و مطالعات فوق نشان می‌دهد باکتری‌های اشرشیاکلی مولد ESBL شیوع روزافزون دارند و زن بتالاکتام‌از CTX-M با سرعت بیشتری در حال افزایش است. به نظر می‌رسد انتشار کلونال سویه‌های حامل زن بتالاکتام‌از CTX-M الگوی مصرف سفالوسپورین‌ها در درمان عفونت‌ها و از طرف دیگر انتقال پلاسمیدها بین سویه‌های مختلف، نقش مهمی را در شیوع بالای منطقه‌ای زن‌های بتالاکتام‌از CTX-M در سویه‌های انتروباکتریاسه بازی می‌کند، از طرفی قابلیت انتقال این زن از مخازن حیوانی (ماکیان) (به انسان‌ها به عنوان دیگر عوامل شیوع این زن حائز اهمیت است (۴۵).

uropathogens causing acute uncomplicated cystitis in women. JAMA 1999; 281: 736-8.

7. Kerr MB, Klemmensen T, FridmodtMøller N, Skirrow MB. Susceptibility of Danish Escherichia coli strains isolated from urinary tract infections and bacteraemia, and distribution of sul genes conferring sulphanamide resistance. JAC 2002; 50: 513-6.
8. Li Q, Lee JY, Castillo R, Hixon MS, Pujol C, Doppalapudi VR, et al. A novel antibacterial agent with broad-spectrum activity and enhanced potency against beta-lactamase-producing strains. Antimicrob Agents Chemother 2002; 46(5): 1262-8.
9. Tenover FC, Raney PM, Williams PP, Rasheed JK, Biddle JW, Oliver A, et al. Evaluation of the NCCLS extended-spectrum beta-lactamase confirmation methods for Escherichia coli with isolates collected during Project ICARE. J Clin Microbiol 2003; 41(7): 3142.
10. Rodriguez-Bano J, Alcala JC, Cisneros JM, Grill F, Oliver A, Horcajada JP, et al. Community

- infections caused by extended spectrum beta lactamase producing *Escherichia coli*. *Arch Intern Med* 2008; 168: 1897-902.
11. Rodriguez-Bano J, Navarro MD, Romero L. Epidemiology and clinical features of infections caused by extended-spectrum beta lactamase producing *Escherichia coli* in non hospitalized patients. *J Clin Microbiol* 2004; 42: 1089-94.
  12. Mugnaioli C, Luzzaro F, De Luca F, Brigante G, Perilli M, Amicosante G, et al. CTX-M type extended-spectrum beta-lactamases in Italy: molecular epidemiology of an emerging countrywide problem. *Antimicrob Agents Chemother* 2006; 50(8): 2700-6.
  13. Bush K. Classification of beta-lactamase. *Antimicrob Agents Chemother* 1989; 33(3): 264-70.
  14. Hanna E, David L, Jennifer M, Ewan L, Anthony W, Carlene A, et al. Molecular epidemiology of CTX-M-producing *Escherichia coli* isolates at a tertiary medical center in western Pennsylvania. *Antimicrob Agents Chemother* 2009; 53: 4733-39.
  15. Arpin C, Coulange L, Dubois V, Andre C, Fischer I, Fourmaux S, et al. Extended-spectrum-beta-lactamase-producing Enterobacteriaceae strains in various types of private health care centers. *Antimicrob Agents Chemother* 2007; 51: 3440-4
  16. Fauci S, Braunwald E, Kasper DL, Hauser SL, Longo DL, Jameson JL, et al. Harrison's Principles of Internal Medicine. 17<sup>th</sup> ed. USA: McGraw-Hill; 2008.
  17. Washington C, Stephen A, Janda W, Koneman E, Procop G, Schreckenberger P. Koneman's Color Atlas and Textbook of Diagnostic Microbiology. 6<sup>th</sup> ed. Lippincott, williams&wilkins; 2006.P.775-79.
  18. National Committee For Clinical Laboratory Standards. Performance standards for antimicrobial susceptibility testing, 21<sup>th</sup> informational supplement(M100-S21). National Committee For Clinical Laboratory Standards wayne, pa. 2011.
  19. Edelstein M, Pimkin M, Edelstein I, Stratchounski L. Prevalence and molecular epidemiology of CTX-M extended-spectrum β-lactamase-producing *Escherichia coli* and *Klebsiella pneumoniae* in Russian hospitals. *Antimicrob Agents Chemother* 2003; 47(12): 3724-32.
  20. Marrs CF, Zhang L, Foxman B. *Escherichia coli* mediated urinary tract infection: are there distinct uropathogene *E. coli* (UPEC) pathotypes culture media. *FEMS Microbiol Lett* 2005; 252(2): 183-19.
  21. Zilevica A. Hospital Acquired and community Acquired uropathogens modeling of infection. *Bioautomation* 2005; 3: 63-67.
  22. Mahon CR, Lehman D C, Manuselis G. Textbook of Diagnostic microbiology, 3<sup>th</sup> ed, China: Saunders & Elsevier; 2011: 1011.
  23. Mohajeri P, Izadi B, Rezai M, Falahi B, Khademi H, Ebrahimi R. Assessment of the frequency of extended spectrum beta lactamases producing *Escherichia coli* isolated from Urinary tract infections and its antibiotic resistance pattern in kermanshah. *J Ardabil Univ Med Sci* 2012; 11(1): 86-94. (Persian)
  24. Mirsalehian A, Jabalameli F, Mirafshar SM, Bazarjani F, Gorjipor A, Goli HR. Determination of antimicrobial resistance patterns and extended spectrum β lactamases in clinical isolates of *E. coli*. *Tehran Univ Med J* 2008; 66(6): 373-8. (Persian)
  25. Farshad Sh, Anvarinejad M, Mehrabi Tavana A, Japoni A, Hoseini M, Shahidi M. Molecular epidemiology of *E.coli* strains isolated from urinary tract infection in children. *J Jahrom Univ Med Sci* 2009; 7: 1. (Persian)
  26. Mokhtarian H, Ghahramani M, Nourzad H. A study of antibiotic resistance of *Escherichia coli* isolated from urinary tract infection. *Ofogh*

- Danesh J Gonabad Uni Med Sci 2006; 12: 3. (Persian)
27. Akram M, Shahid M, Khan AU. Etiology and antibiotic resistance patterns of community-acquired urinary tract infections in J N M C Hospital Aligarh, India. Ann Clin Microbiol Antimicrob 2007;6:4.
28. Lee SJ, Lee DS, Choe HS, Suk SB, Eui KM, Cho YH. Antimicrobial resistance in community-acquired urinary tract infections: results from the Korean Antimicrobial Resistance Monitoring System. J Infect Chemother 2011; 17: 440-6.
29. Mantadakis E, Tsalkidis A, Panopoulou M, Pagkalis S, Tripsianis G, Falagas M, et al. Antimicrobial susceptibility of pediatric uropathogens in Thrace, Greece. Int Urol Nephrol 2011; 43: 549-55.
30. Wolff O, MacLennan C. Evidence behind the WHO guidelines: hospital care for children: what is the appropriate empiric antibiotic therapy in uncomplicated urinary tract infections in children in developing countries? J Trop Pediatr 2007 Jun;53(3):150-2.
31. Nakhaee Moghaddam M, Moshrefi S. Determining the antibiotic resistance patterns of urinary isolates of Escherichia coli and prevalence of extended spectrum beta lactamases (ESBL) among them. J Sabzevar Univ Med Sci 2010; 16(4): 228-33. (Persian)
32. Tashakori M, Farokhnia M, Zia Sheikholeslami N, Mirzaei T, Yosefi H, Mokhtari F. Evaluation of producing extended spectrum beta lactamases among isolated Escherichia coli from patients suffering from urinary tract infections. J Rafsanjan Univ Med Sci 2011; 10(1): 62-8. (Persian)
33. Jalalpour S, Mobasherizadeh S. Frequency of ESBLs in Escherichia coli and Klebsiella pneumoniae strains isolated from hospitalized and out-patients with urinary tract infection in selective centers in Esfahan (2009-2010). Razi J Med Sci 2011; 18(85): 7-16. (Persian)
34. Guidoni EMB, Berezin EN, Nigro S. Antibiotic resistance patterns of pediatric community Acquired urinary infection. Brazillian J Infec Disease 2008; 12(4): 321-3.
35. Shahcheraghi F, Nasiri S, Naviri H. Evaluation of presence the bla-SHV and bla-TEM β-Lactamase genes in clinical isolates resistant Escherichia coli to antibiotics from Tehran hospital. Iran J Med Microbiol 2005; 1: 1-8. (Persian)
36. Kiffer C, Hsiung A, Oplustil C, Sampaio J, Sakagami E, Turner P, et al. Antimicrobial susceptibility of Gram-negative bacteria in Brazilian hospitals. Braz J Infect Dis 2005; 9: 216-24.
37. Pornour M, Nahaei M, Mobayen H, Mobasher A. Molecular Study of TEM Type extended spectrum beta Lactamase Genes in Escherichia Coli and Klebsiella Pneumoniae Isolates. J Tabriz Univ Med Sci 2010; 32: 2. (Persian)
38. Andrade SS, Sader SH, Jones RN, Pereira AS, Pignatari AC, Gales AC. Increased resistance to first-line agents among bacterial pathogens isolated from urinary tract infections in Latin America. Mem Inst Oswaldo Cruz 2006; 101(7): 741-48.
39. Mirzaee M, Pourmand MR, Chitsaz M, Mansouri S. Antibiotic resistance to third generation cephalosporins due to CTX-M-Type extended spectrum beta Lactamase in clinical isolates of Escherichia coli. Iranian J PublHealth 2009; 1: 17. (Persian)
40. Yazdi M, Nazemi A, Gaemi E, Babaei Kochaksaraei M, Ghayomi M. Prevalence of SHV/CTX-M/TEM (ESBL) Beta lactamase Resistance Genes in Escherichia Coli isolated from urinary tract infections in Tehran, Iran. J Golestan Univ Med Sci 2010; 4 (1): 48-54. (Persian)

41. Goyal A, Prasad KN, Prasad A, Gupta S, Ghoshal U, Ayyagari A. Extended spectrum beta Lactamase in *Escherichia coli* & *Klebsiella pneumoniae* & associated risk factors. Indian J Med Res 2009; 129: 695-700.
42. Burcu B, Acik L, Sultan N. Phenotypic and molecular characterization of SHV,TEM, CTX-M and extended spectrum beta Lactamase produced by *Escherichia coli*, *Acinobacter baumannii* and *Klebsiella* isolates in a Turkish hospital. African J Microbio 2010; 4(8): 650-4.
43. Calbo E, Romaní V, Xercavins M, Gómez L, Vidal CG, Quintana S, et al. Risk factors for community-onset urinary tract infections due to *Escherichia coli* harbouring extended-spectrum beta-lactamases. J Antimicrob Chemother 2006;57(4):780-3.
44. Schito GC, Naber KG, Botto H, Palou J, Mazzei T, Gualco L, et al. The ARESC study: an international survey on the antimicrobial resistance of pathogens involved in uncomplicated urinary tract infections. Int J Antimicrob Agents 2009;34(5):407-13.
45. Bertrand S, Weill FX, Cloeckaert A, Vrints M, Mairiaux E, Praud K, et al. Clonal emergence of extended-spectrum beta-lactamase (CTX-M-2)-producing *Salmonella enterica* serovar Virchow isolates with reduced susceptibilities to ciprofloxacin among poultry and humans in Belgium and France (2000 to 2003). J Clin Microbiol 2006; 44(8): 2897-903.

# THE FREQUENCY OF ANTIBIOTIC RESISTANCE AND CTX-M GENE IN *ESCHERICHIA COLI* ISOLATED FROM URINARY TRACT INFECTIONS OF OUT-PATIENTS IN KERMANSHAH

*Mehrdad Khodadoost<sup>1</sup>, Alisha Akya<sup>\*2</sup>, Seyed Mansour Ale Taha<sup>3</sup>, Shirrin Adabagher<sup>4</sup>*

**Received: 19 Feb, 2013; Accepted: 25 Apr, 2013**

## **Abstract**

**Background & Aims:** One of the most prevalent bacterial infections is urinary tract infection (UTI); and *Escherichia coli* has been isolated from 75-90 percent of UTI cases. On the other hand, the rate of community acquired UTI caused by extended spectrum beta-lactamase producing *E. coli*, in particular *blaCTX-M* is increasing worldwide. Therefore, this study aimed to assess the pattern of antibiotic resistance, ESBL frequency, and *blaCTX-M* gene in *E. coli* isolated from UTI of out-patients.

**Materials & Methods:** This study was carried out on the urinary samples of out-patients and 140 *E. coli* strains isolated. Then the susceptibility of isolates to 10 selected antibiotics was tested using disc diffusion method. Later, the ESBL producer strains were confirmed using combined discs method. Finally, the *blaCTX-M* gene was determined in ESBL producer isolates using PCR.

**Results:** Of 140 isolates, 81.43 % and 62.13% showed resistance to ampicillin and Co-trimoxazole, respectively, but 100% were sensitive to imipenem. Moreover, 34 (24.28%) isolates were ESBL producers. PCR showed that 30(88%) of ESBL producer isolates contained CTX-M gene.

**Conclusion:** Resistance to various beta-lactam antibiotics in particular the third generation of cephalosporins is a serious concern. The production of ESBL, in particular in isolates of out-patients, is a big threat for use of the broad spectrum cephalosporins. Given the presence of CTX-M gene in the high proportion of the isolates, more molecular and epidemiological studies on pathogenic bacteria in this region is required.

**Keywords:** Urinary tract infection, *Escherichia coli*, CTX-M

**Address:** Microbiology Department, Medical School, Kermanshah University of Medical Sciences, Kermanshah, Iran **Tel:**+98831 4274618

**Email:** aakya@kums.ac.ir

**SOURCE: URMIA MED J 2013: 24(5): 328 ISSN: 1027-3727**

<sup>1</sup> MSc of Medical Microbiology, Islamic Azad University, Sciences and Research Group, Arak, Iran

<sup>2</sup> Assistant professor of Medical Microbiology, Nosocomial Infection Research Center, Kermanshah University of Medical Sciences, Kermanshah, Iran (Corresponding Author)

<sup>3</sup> MSc of Medical Microbiology, Medical School, Kermanshah University of Medical Sciences, Kermanshah, Iran

<sup>4</sup> BSc of Medical Microbiology, Medical School, Kermanshah University of Medical Sciences, Kermanshah, Iran